

## اپیدمیولوژی و تشخیص ملکولی بابزیا بایجمینا و بابزیا بوویس در گاوهای استان لرستان

• وحید نعمان (نویسنده مسئول)

بخش تحقیقات بیماریهای انگلی، موسسه تحقیقات واکسن و سرم سازی رازی، سازمان تحقیقات آموزش و ترویج کشاورزی، کرج، ایران

• مهدی نام‌آوری

شعبه شیراز، موسسه تحقیقات واکسن و سرم سازی رازی، سازمان تحقیقات آموزش و ترویج کشاورزی، شیراز، ایران

تاریخ دریافت: ۱۴۰۰-۰۴-۲۱ تاریخ پذیرش: ۱۴۰۰-۰۶-۲۷

Email: vnoaman@gmail.com



### چکیده

بازریوزیس یک بیماری منتقله از کنه است که توسط تک‌یاخته‌های خونی جنس بابزیا ایجاد می‌شود. هدف از این مطالعه شناسایی گونه‌های بابزیا بایجمینا و بابزیا بوویس در گاوهای استان لرستان بود. در مجموع تعداد ۲۵۸ نمونه خون از طریق ورید و داج گاوهای به‌ظاهر سالم به‌طور تصادفی اخذ شد. در ابتدا DNA استخراجی از نمونه‌های خونی با جفت آغازگری که قطعه حدود ۴۰۰ جفت بازی از ژن *18S rRNA* جنس بابزیا را تکثیر می‌کرد، تکثیر شد. تمامی نمونه‌های مثبت گاوی با nested-PCR semi اختصاصی از نظر وجود بابزیا بایجمینا و بابزیا بوویس بررسی شدند و آلودگی نمونه‌های گاوی از نظر بابزیا بایجمینا و بابزیا بوویس به ترتیب ۱۷/۸ و ۱۹/۴ درصد تشخیص داده شد. آزمون مربع کای جهت مقایسه میزان شیوع نسبت به اقلیم، ارتفاع از سطح دریا، طول جغرافیایی، عرض جغرافیایی، نوع دامداری از نظر مدیریت، سطح بهداشتی دامداری، حضور کنه روی بدن دام، سم‌پاشی در فصول تکثیر کنه، فاصله با دامداری‌های دیگر، تماس با نشخوارکنندگان وحشی، تراکم دام در دامداری، نژاد دام، سن دام و جنس دام انجام شد. در مقایسه فراوانی گونه بابزیا بایجمینا تنها در مورد تراکم دام در دامداری اختلاف معنی‌داری مشاهده شد ( $P \leq 0/05$ ). در مدل لجستیک چند متغیره نوع دامداری و تراکم دام در دامداری به‌عنوان مهم‌ترین عوامل خطر در ابتلا به بابزیا بوویس معرفی شدند ( $P \leq 0/01$ ). نتایج این مطالعه می‌تواند در برنامه‌ریزی راهبردی پیشگیری و کنترل بازرئوزیس گاوی در غرب ایران مورد استفاده قرار گیرد.

کلمات کلیدی: استان لرستان، ایران، بابزیا بایجمینا، بابزیا بوویس، گاو، تشخیص ملکولی

- Veterinary Researches & Biological Products No 135 pp: 57-68

### Molecular detection and prevalence of *B. bigemina* and *B. bovis* in cattle in Lorestan province, Iran

By: Noaman V., (Corresponding Author) Department of Parasitic Disease Research, Razi Vaccine and Serum Research Institute, Agricultural Research Education and Extension Organization (AREEO), Karaj, Iran. and Namavari M., Shiraz Branch, Razi Vaccine and Serum Research Institute, Agricultural Research Education and Extension Organization (AREEO), Shiraz, Iran.

Received: 2021-07-12 Accepted: 2021-09-18

Email: vnoaman@gmail.com

Babesiosis is a tick-borne disease caused by protozoa of the genus *Babesia*. This study aimed to determine the *B. bigemina* and *B. bovis* among cattle of Lorestan Province. A total of 258 blood samples were collected via the jugular vein from healthy cattle, randomly. The extracted DNA from blood cells was amplified by Babesia-all primers, which amplify an approximately 400bp DNA fragment from the region of the *18S rRNA* gene from various members of the genus *Babesia*. All cattle positive samples were further analysed for the presence of *B. bigemina* and *B. bovis* by specific semi-nested PCR. *B. bigemina* and *B. bovis* were identified by specific semi-nested PCR in 17.8% and 19.4% of cattle blood samples, respectively. Chi-square tests were used to compare molecular prevalence values relative to climate, altitude, longitude, latitude, farm type, hygiene, vectors, use of acaricide, distance from other farms, contact with wild ruminants, farm density, race, age, and sex were recorded for each animal. Among these factors, a significant association was only found between the prevalence of *B. bigemina* infection and farm density ( $P < 0.05$ ). Multivariable logistic regression analysis revealed that farm type and farm density were significant risk factors for *B. bovis* infection in cattle of Lorestan province ( $P < 0.01$ ). The results of this study can be used in strategic planning for the prevention and control of bovine babesiosis in dairy cattle in the west of Iran.

**Keywords:** Iran, Lorestan Province, *B. bigemina*, *B. bovis*, Cattle, Molecular detection

گاو در دنیا می‌باشند که بیماری حاصل از این دو گونه در مناطق گرمسیری و نیمه‌گرمسیری مانند آمریکای مرکزی و جنوبی، شمال و جنوب آفریقا، استرالیا و جنوب اروپا و مناطق خاورمیانه دیده می‌شود (۴۰). در ایران بیماری حاصل از گونه‌های بابزیا باجمینا و بابزیا بوویس و بابزیا اکلتنس در گاو مشاهده شده است (۲۸). مشاهده میکروسکوپی گسترش‌های خونی رنگ‌آمیزی شده با گیمسا، متداول‌ترین روش در تشخیص بابزیوزیس به فرم حاد است، اما به دلیل حساسیت پایین این روش در مواردی که تعداد کمی از گلبول‌های قرمز آلوده باشند، استفاده از آن در مطالعات همه‌گیرشناسی محدود شده است. علاوه بر این علائم بالینی بابزیوزیس بدون هموگلوبینوری مشابه تیتریوزیس است و تفریق اشکال گرد و کوچک بابزیا با اشکال پیروپلاسمایی تیتریوزیس در گسترش خونی رنگ‌آمیزی شده با گیمسا نیاز به مهارت و تجربه آزمایشگر دارد (۳۰). آزمون‌های سرولوژی متفاوتی در مطالعات همه‌گیرشناسی بابزیوزیس در کشورهای مختلف استفاده شده‌اند در اکثر این روش‌ها واکنش متقاطع گونه‌های بابزیا قابل‌تفریق نیست و علاوه بر این، نتایج منفی و مثبت کاذب نیز عموماً در این آزمون‌ها مشاهده می‌شود. از طرفی روش‌های سری در شناسایی فاز اولیه عفونت و عفونت‌های مزمن (دام‌های حامل با تعداد پایین انگل در خون) محدودیت دارند (۷). شناسایی دام‌های حامل بابزیا اهمیت

### مقدمه

بابزیوزیس بیماری انگلی مشترک بین انسان و حیوانات است که با نام‌های، تب کنه‌ای، پیروپلاسموزیس، تب طحال، تب قرمز و تب تکراس شناخته می‌شود. بابزیوزیس که توسط گونه‌های متفاوت تک‌یاخته جنس بابزیا ایجاد می‌شود در گروه وسیعی از مهره‌داران به‌خصوص نشخوارکنندگان اعم از اهلی و وحشی، تک‌سمی‌ها، سگ‌سانان، گربه‌سانان، چونندگان، پرندگان و حتی انسان در بسیاری از نقاط دنیا گسترش دارد (۳۳، ۳۴). اولین مورد بابزیوزیس در گاوهای تبار توسط ویکتور بابز در سال ۱۸۸۸ گزارش شد و هم‌چنین اولین مورد آلودگی انسان در سال ۱۹۵۷ در یوگسلاوی تشخیص داده شد. تا سال ۱۹۹۵ بیش از ۴۰۰ مورد انسانی از آمریکا و سایر نقاط جهان گزارش شد که بیش‌ترین گزارش‌های انسانی مربوط به بابزیا میکروتی است و سایر گونه‌های مشترک که انسان را آلوده می‌کنند شامل بابزیا دایورجنس، بابزیا اکوتی، بابزیا دونکانی، بابزیا اوویس، بابزیا کبابی و بابزیا بوویس می‌باشند (۶). انتقال این انگل توسط کنه‌های سخت از خانواده ایکسودیده انجام می‌شود (۳۲). علائم بیماری در میزبان مهره‌دار شامل: افزایش ناگهانی درجه حرارت بی‌قراری، ضعف و لاغری و کاهش اشتها، کم‌خونی شدید و انهدام گلبول‌های قرمز و وجود هموگلوبین در ادرار است (۶). گونه‌های بابزیا باجمینا و بابزیا بوویس از گونه‌های شناخته‌شده بابزیای

و سنتی استان لرستان در شهرستان‌های خرم‌آباد، بروجرد، دورود، پلدختر و دلفان و سلسله با همکاری اداره کل دامپزشکی استان لرستان در سال ۱۳۹۷ انجام گرفت (شکل ۱). نمونه‌گیری به صورت تصادفی از ۵۰ گاوداری (۱۳ گاوداری سنتی و ۳۸ گاوداری نیمه‌صنعتی) انجام و از هر دامداری حداقل از پنج گاو نمونه‌برداری انجام شد. از هر گاو دو میلی‌لیتر خون از ورید وداج در لوله حاوی ماده ضد انعقاد و همچنین پرسشنامه‌ای برای هر نمونه اخذ شد و نمونه‌های خون در کنار یخ به آزمایشگاه انگل‌شناسی و بیولوژی ملکولی تحویل شدند.

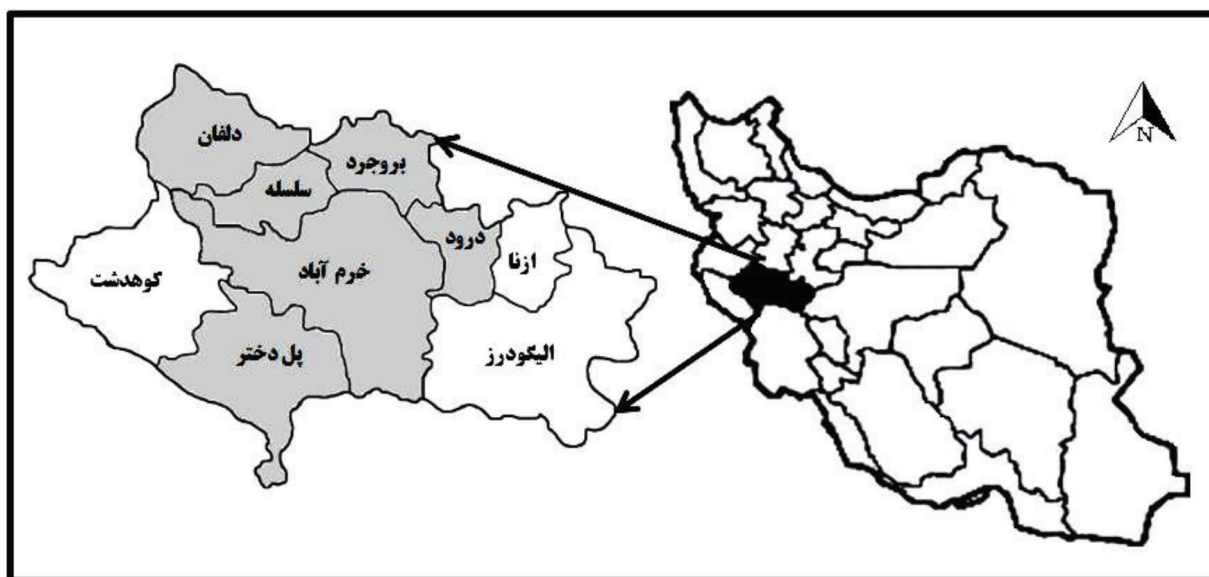
در هر مورد بازدید و نمونه‌گیری اطلاعاتی شامل نام دامدار، روستا/ منطقه، تعداد دام، کد دام، اقلیم، ارتفاع از سطح دریا (متر)، طول جغرافیایی (درجه)، عرض جغرافیایی (درجه)، نوع دامداری از نظر مدیریت (به دامداری‌هایی که اصول علمی به‌طور نسبی در ساخت و ساز ساختمان‌ها و تأسیسات آن‌ها اعمال شده و دارای ماشین‌آلات و تجهیزات در حد رفع نیازهای اساسی خود می‌باشند دامداری نیمه‌صنعتی و به دامداری‌هایی که بدون اصول علم دام‌پروری در داخل و حاشیه روستا احداث گردیده‌اند دامداری سنتی گویند) بر اساس مستندات مدیریت دام جهاد کشاورزی استان لرستان (نیمه‌صنعتی، سنتی)، سطح بهداشتی دامداری (شامل بهداشت جایگاه، بهداشت شیردوشی و پستان، بهداشت زایشگاه و زایمان، بهداشت گوساله‌دانی، بهداشت انبار علوفه، بهداشت آب، انجام برنامه‌های کنترل و پیشگیری از بیماری‌های عفونی و انگلی) بر اساس مستندات و ضوابط اداره کل دامپزشکی استان لرستان (خوب، پایین)، حضور کتله روی بدن دام (بله، خیر) بر اساس مشاهده و گفته دامدار، سم پاشی در فصول تکثیر کتله (بله، خیر)، فاصله با دامداری‌های دیگر (یک کیلومتر و کمتر، بیش از یک کیلومتر)، تماس با نشخوارکنندگان وحشی (بله، خیر)، تراکم در دامداری بر اساس تعداد دام به مترمربع فضای دامداری (پایین=بیش از

خاصی در کنترل و پیشگیری بیماری دارد زیرا این دام‌ها به‌عنوان مخزن، در انتقال آلودگی به دام‌های حساس بسیار اهمیت دارند. تحقیقات اخیر، حساسیت و ویژگی بالاتر روش‌های ملکولی را در شناسایی انگل‌های خونی نسبت به روش‌های سرولوژیکی و میکروسکوپی نشان داده‌اند. روش‌های ملکولی همچون واکنش زنجیره‌ای پلیمرز (PCR) علاوه بر تشخیص دقیق گونه‌ها تمایز گونه‌ای را نیز امکان‌پذیر ساخته‌اند. واکنش زنجیره‌ای پلیمرز در تشخیص آلودگی به گونه‌های بابزیا، ۱۰۰ برابر حساس‌تر از تشخیص میکروسکوپی است (۲۳). حساسیت و ویژگی بالای واکنش زنجیره‌ای پلیمرز سبب شده است که این روش برای تأیید نتایج حاصل از آزمون‌های تشخیصی دیگر و تأیید سلامت دام برای صادرات، به‌کاربرده شود (۵). اغلب مطالعات انجام‌شده در خصوص شناسایی انگل بابزیا و بابزیزیس در ایران عمدتاً معطوف به نشخوارکنندگان کوچک بوده است و در اکثر این بررسی‌ها شناسایی انگل بر اساس مشاهده میکروسکوپی گسترش‌های خونی رنگ‌آمیزی شده انجام شده است. در بررسی‌های انجام‌شده در ۱۰ سال اخیر انگل بابزیا در گاوهای استان‌های کردستان، چهارمحال و بختیاری، آذربایجان غربی و اصفهان با روش‌های ملکولی و میکروسکوپی شناسایی شده است (۲۱). از آنجاکه تاکنون مطالعه جامعی در خصوص شناسایی انگل بابزیا در گاوهای استان لرستان انجام نشده است لذا این تحقیق باهدف شناسایی ملکولی گونه‌های بابزیا باجمینا و بابزیا بوویس در جمعیت گاوهای سنتی و نیمه‌صنعتی استان لرستان انجام گرفت.

#### مواد و روش کار

#### جامعه آماری و روش نمونه‌گیری

مطالعه به صورت مقطعی بر روی ۲۵۸ گاو در گاوداری‌های نیمه‌صنعتی



شکل ۱- موقعیت جغرافیایی استان لرستان در ایران و شهرستان‌های نمونه‌گیری شده.

از محصول واکنش زنجیره‌ای پلیمرز استفاده شد. در این واکنش برای تکثیر اختصاصی بابزیابایجمینا و بابزیابووینس به ترتیب از دو آغازگر روبه‌جلو (bigemina(F) (۵'CGTTTTTCCCTTTTGTGG'۳) و (F) bovis (۵' CAGGTTTCGCCTGTATAATTGAG'۳) استفاده شد که محصول هر یک از این آغازگرهای اختصاصی با آغازگر معکوس ThBab2 برای بابزیابایجمینا ۲۰۹ جفت باز و برای بابزیابووینس ۱۳۲ جفت باز بود (۱۲، ۱۴). کلیه واکنش‌ها در میکروتیوب‌های ۲۰۰ میکرو لیتری و در حجم ۲۵ میکرولیتر به شرح زیر انجام شد: ۲/۵ میکرولیتر بافر PCR (X10)، ۰/۷۵ میکرولیتر کلرید منیزیم (۵۰mM) با غلظت نهایی ۱/۵ میلی مولار، ۰/۵ میکرولیتر dNTP (۱۰mM) با غلظت نهایی ۰/۲ میلی مولار، ۰/۵ میکرولیتر آغازگر روبه‌جلو (۲۰μM) با غلظت نهایی ۰/۴ میکرو مولار، ۰/۵ میکرولیتر آغازگر معکوس (۲۰μM) با غلظت نهایی ۰/۴ میکرو مولار، ۰/۱۲۵ میکرولیتر آنزیم DNA پلیمرز Taq (۵U/μL) با غلظت نهایی ۰/۶۲۵ واحد در ۲۵ میکرولیتر، ۱ میکرولیتر DNA الگو مخصوص هر نمونه و ۱۹/۱۲۵ میکرولیتر آب مقطر (دو بار تقطیر استریل). پس از اضافه نمودن مواد مورد نیاز میکروتیوب‌ها به ترموسایکلر (بیو راد تی-۱۰۰، ساخت آمریکا) در ۳۵ چرخه با برنامه دمایی زیر منتقل شد: انکوباسیون در دمای ۹۵ درجه سانتی‌گراد به مدت ۵ دقیقه، مرحله دناتوره شدن دو رشته‌ی DNA در دمای ۹۴ درجه سانتی‌گراد به مدت ۴۵ ثانیه، مرحله اتصال DNA در دمای ۵۶ درجه سانتی‌گراد (دمای اتصال در واکنش زنجیره پلیمرز-نیمه آشیانه‌ای اختصاصی بابزیابایجمینا ۵۳ و

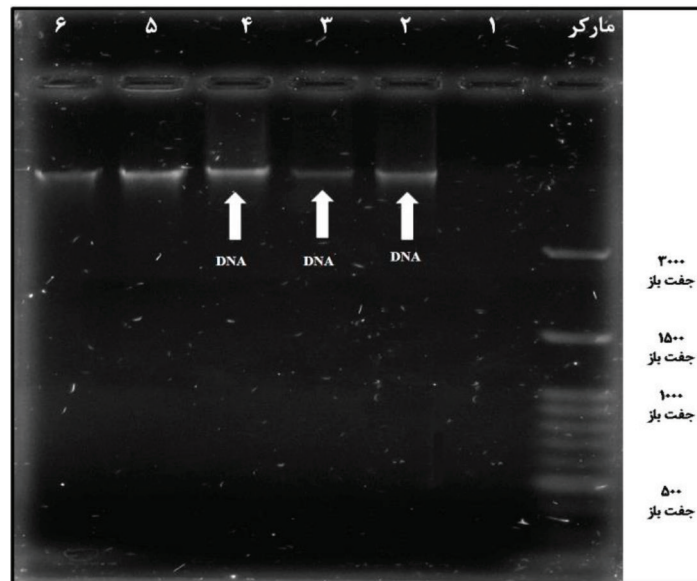
۶ متر مربع به ازای هر گاو، بالا= کمتر از ۶ متر مربع به ازای هر گاو)، نژاد دام (دورگ، بومی) سن دام بر اساس گفته دامدار (۱-۳ سال، بیش از ۳ سال)، جنس دام بر اساس مشاهده (نر، ماده)، در فرم مربوطه ثبت و شماره فرم بر روی کلیه لوله‌ها درج می‌شد. کلیه نمونه‌ها در فصل گرم سال (انتهای بهار و تابستان) اخذ شدند.

### استخراج DNA از خون

به‌منظور به دست آوردن ماده ژنتیکی برای انجام واکنش زنجیره‌ای پلیمرز در این تحقیق از کیت استخراج DNA خون و بافت شرکت MBST (ایران) و طبق دستورالعمل سازنده استخراج DNA انجام گرفت. جهت تعیین میزان و خلوص DNA استخراجی، چگالی نوری محصول موردنظر با استفاده از اسپکتروفتومتر و با طول‌موج ۲۶۰ و ۲۸۰ نانومتر مورد ارزیابی قرار گرفت، علاوه بر این DNA استخراجی بر روی ژل آگارز مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفت (شکل ۲) (۲۶).

### واکنش زنجیره پلیمرز و واکنش زنجیره پلیمرز-نیمه آشیانه‌ای

جهت شناسایی جنس بابزیاب در واکنش زنجیره پلیمرز اولیه از آغازگرهای روبه‌جلو ThBab1 (۵' CACAGGGAGGTAGTGACAAG'۳) و معکوس ThBab2 (۵' CTAAGAATTTACCTCTGACAG'۳) از ژن rRNA ۱۸S که قطعه‌ای در حدود ۴۳۰-۴۰۰ جفت باز را تکثیر می‌کردند استفاده شد (شکل ۳) (۳۶). در واکنش زنجیره پلیمرز-نیمه آشیانه‌ای



شکل ۲- الکتروفورز نمونه‌های DNA استخراج‌شده بر روی ژل آگارز یک درصد، رنگ‌آمیزی شده با رنگ ایمن. مارکر ۱۰۰ جفت‌بازی، چاهک‌های ۲-۶: DNAهای استخراج‌شده مربوط به سلول‌های هسته‌دار خون که با تلاشی شدن سلول‌های قرمز و سفید خون، چنان‌چه ژنوم اجرام بابزیابی تحت بررسی نیز در سلول‌های مذکور وجود داشته‌باشد، در DNA استخراجی حضور خواهد یافت.



### نتایج

در واکنش زنجیره پلیمرز و زنجیره پلیمرز-نیمه آشیانه‌ای اختصاصی بابزیا باجمینا ۴۶ نمونه (۱۷/۸٪) از ۲۵۸ نمونه مورد آزمایش باند مورد نظر را تشکیل دادند (شکل ۴). در مقایسه فراوانی گونه بابزیا باجمینا از نظر تراکم دامداری‌ها (پایین=بیش از ۶ متر مربع به ازای هر گاو، بالا=کمتر از ۶ متر مربع به ازای هر گاو) اختلاف معنی‌داری مشاهده شد و بیشترین فراوانی مربوط به تراکم بالای دامداری بود

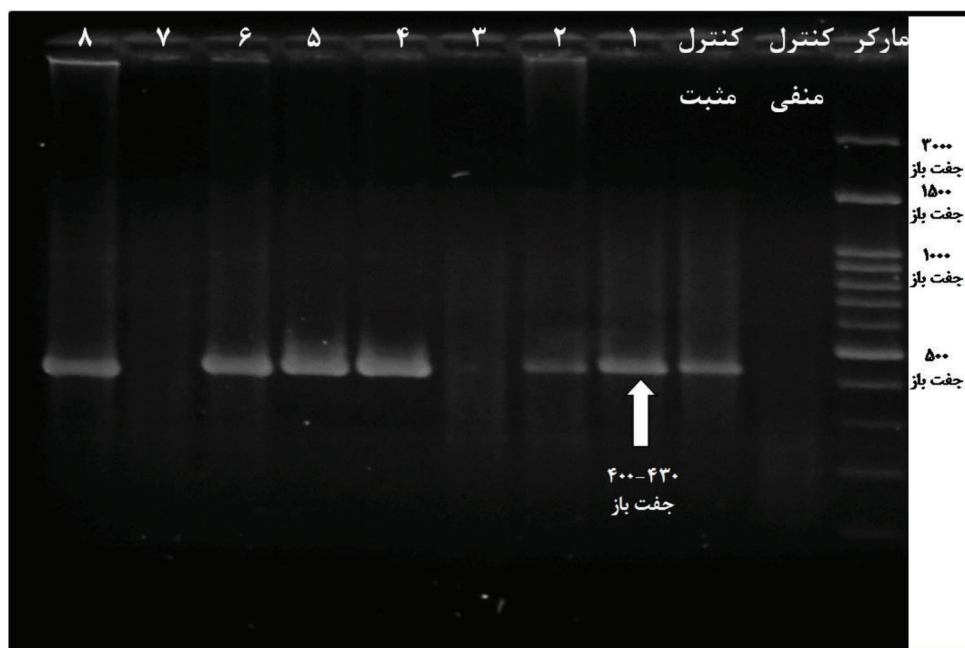
( $P=0.039$ ,  $\chi^2=4.258$ ). در مقایسه فراوانی گونه بابزیا باجمینا در گاو از نظر نوع دامداری، اقلیم، ارتفاع از سطح دریا، طول جغرافیایی، عرض جغرافیایی، نوع دامداری از نظر مدیریت، سطح بهداشتی دامداری، حضور گنه روی بدن دام، سم‌پاشی در فصول تکثیر گنه، فاصله با دامداری‌های دیگر، تماس با نشخوارکنندگان وحشی، نژاد دام، سن دام و جنس دام اختلاف معنی‌داری مشاهده نشد (جدول ۱).

در واکنش زنجیره پلیمرز و زنجیره پلیمرز-نیمه آشیانه‌ای اختصاصی بابزیا بوویس ۵۰ نمونه (۱۹/۴٪) از ۲۵۸ نمونه مورد آزمایش باند مورد نظر را تشکیل دادند (شکل ۵). در مقایسه فراوانی گونه بابزیا بوویس در گاو بین طول‌های جغرافیایی، عرض‌های جغرافیایی، نوع دامداری‌ها از نظر مدیریت، سطح بهداشتی دامداری‌ها، حضور گنه روی بدن دام، سم‌پاشی در فصول تکثیر گنه، میزان فاصله با دامداری‌های دیگر، تماس با نشخوارکنندگان وحشی، نژاد گاوها و جنس دام‌ها اختلاف معنی‌داری مشاهده شد ( $P<0.05$ ) و بین اقلیم‌ها، ارتفاع از سطح دریا، تراکم‌های مختلف دامداری‌ها و سن دام‌ها اختلاف معنی‌داری وجود نداشت

بابزیا بوویس ۵۸ درجه سانتی‌گراد بود) به مدت ۴۵ ثانیه، مرحله طویل شدن در دمای ۷۲ درجه سانتی‌گراد به مدت ۴۵ ثانیه، مرحله طویل شدن نهایی در دمای ۷۲ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱۰ دقیقه. پس از اتمام کار دستگاه ترموسایکلر محصولات PCR به همراه رنگ ایمن (سیناکلون، ایران) و نمونه آلوده به بابزیا به عنوان شاهد مثبت و آب مقطر به عنوان شاهد منفی روی ژل آگارز ۱/۵٪ در ولتاژ ۱۰۰ ولت به مدت ۶۰ دقیقه الکتروفورز شد. در مرحله آخر برای مشاهده باندها و عکس‌برداری، ژل در دستگاه تابنده اشعه فرابنفش (ژل داگ) قرار گرفت.

### محاسبات آماری

نتایج به دست آمده با استفاده از نرم‌افزار بسته آماری برای علوم اجتماعی (SPSS) ویرایش بیستم تجزیه و تحلیل آماری شدند. برای محاسبه فراوانی داده‌ها و برای پی بردن به اینکه کدام یک از فراوانی‌ها با یکدیگر اختلاف آماری معنی‌داری دارند، از آزمون مربع کای ( $\chi^2$ ) استفاده شد. علاوه بر این برای بررسی عوامل خطر از آنالیزهای رگرسیون لجستیک تک متغیره و چند متغیره استفاده شد. برای شناسایی مهم‌ترین عوامل تأثیرگذار بر شیوع بابزیا بوویس اقدام به آنالیز رگرسیون لجستیک تک متغیره گردید. سپس، عواملی را که به طور نسبی ( $P<0.05$ ) بر شیوع بابزیا بوویس مؤثر بودند را مشخص نموده و به منظور حذف متغیرهای احتمالی مخدوش‌کننده، آن‌ها را به طور هم‌زمان در یک مدل رگرسیون لجستیک چندمتغیره وارد نموده و به حذف مخدوش‌کننده‌های معنی‌دار قبلی مبادرت شد.  $\alpha=0.05$  مبنای قضاوت آماری در نظر گرفته شد.



شکل ۳- ژل الکتروفورز شده محصولات واکنش زنجیره پلیمرز اولیه. مارکر ۱۰۰ جفت بازی. چاهک‌های ۱، ۲-۶ و ۸: نمونه‌های مثبت تکثیر شده جنس بابزیا.

( $P > 0.05$ ) (جدول ۱).

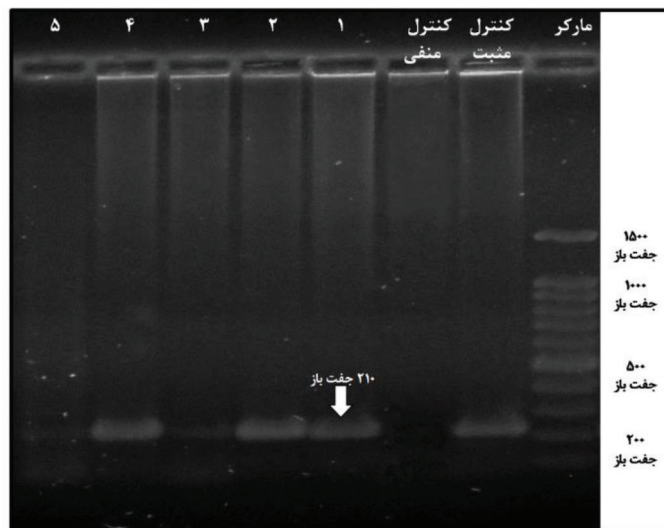
در مدل رگرسیون لجستیک چند متغیره، پس از حذف اثر متغیرهای مخدوش کننده نوع دامداری از نظر مدیریت به عنوان عامل مؤثر در ابتلا به بابزیا بوویس در گاوها شناسایی شد و مشاهده می گردد که پس از تعدیل برای اثر متغیرهای دیگر نسبت شانس ابتلا به بابزیا بوویس در گاو در دامداری های سنتی به گاوداری های نیمه صنعتی ۱۹/۶ (فاصله اطمینان ۹۵ درصد: ۴/۷-۸۰/۹) می باشد. تراکم در دامداری نیز به عنوان دیگر عامل مؤثر در ابتلا به بابزیا بوویس در گاوها می باشد که نسبت شانس ابتلا به بابزیا بوویس در گاو در دامداری های متراکم به دامداری هایی که تراکم معمولی داشتند ۵/۲ (فاصله اطمینان ۹۵ درصد: ۱/۷-۱۵/۶) می باشد (جدول ۲).

### بحث

بازریوزیس یکی از بیماری های انگلی مناطق گرمسیری و نیمه گرمسیری است که از راه کنه به گاو انتقال می یابد. فراوانی وقوع بیماری در کشورهای گرمسیری و نیمه گرمسیری در طول سال متفاوت است و ارتباط مستقیمی با جمعیت و فعالیت کنه های ناقل بیماری و حضور دام حساس دارد. در کشورهای معتدل بیماری، چهره فصلی به خود گرفته و با شروع فصل گرما به دلیل افزایش جمعیت و فعالیت کنه، بیماری وقوع یافته و با پیشرفت وضعیت مطلوب محیطی از نظر درجه حرارت و رطوبت سیر صعودی را نشان می دهد (۹). در ایران اکثر مطالعات در مورد بازریوزیس گوسفندی انجام شده است و مطالعات درباره بازریوزیس گاوی اندک است (۲۹) علاقه محققین به پژوهش در خصوص بازریوزیس گوسفند در مقایسه با بازریوزیس گاوی شاید به این خاطر است که

گزارش ها و تظاهرات بالینی بازریوزیس در گوسفند بیشتر از گاو بوده است (۱۹). آخرین گزارش بالینی ناشی از بابزیا بوویس که توسط هاشمی فشارکی و امجد مستند شده است به بیش از ۴۰ سال قبل بر می گردد که منجر به تلف شدن ۲۲ گاو در یک گاوداری صنعتی در رشت شده بود (۱۵).

در مطالعه حاضر در مجموع ۳۷/۲٪ (۹۶/۲۵۸) نمونه در در واکنش زنجیره پلیمرز از نظر جنس بابزیا مثبت بودند. در بررسی گسترش های خونی گاوهای استان های مختلف ایران مقادیر کمتری در مقایسه با این تحقیق به ثبت رسیده است به طوری که در مازندران ۱۹/۳٪، در آذربایجان غربی ۴/۲٪ و در کردستان ۲/۱٪ گسترش های خونی آلوده به بابزیا بوده اند (۱۰، ۳۱، ۴۱). به طور کلی در یک مقاله مروری و متا آنالیز که حاصل مقالات منتشر شده در خصوص بابزیا از سال ۱۹۹۸ تا ۲۰۱۵ بود در مجموع درصد شیوع بابزیا در گاوهای ایران ۵/۳٪ گزارش شده است (۲۱) که با یافته های تحقیق حاضر هم خوانی ندارد و بسیار کمتر است. اگرچه در اکثر مقالات جمع آوری شده در این مقاله مروری نیز از روش میکروسکوپی برای تشخیص بابزیا در گسترش های خونی استفاده شده بود ولی به تعداد فیلدهای میکروسکوپی مورد مطالعه اشاره نشده است. با توجه به اینکه تشخیص به روش میکروسکوپی استاندارد نیست و به تبحر آزمایشگر و تعداد فیلدهای مشاهده شد در یک گسترش بستگی دارد لذا با تغییر این عوامل میزان حساسیت این آزمون تغییر خواهد کرد (۱۶). در مطالعه ای که در کشور ترکیه بر روی ۱۹۱ نمونه خون گاو با روش میکروسکوپی انجام گرفت ۸/۹٪ گاوها به گونه های بابزیا آلوده بودند (۳۵). در کشور عراق در بررسی میکروسکوپی ۹۷ نمونه خون گاو، شیوع بابزیا ۸/۸٪ گزارش شد (۱۷). تحقیقات انجام شده در کشورهای همسایه نیز شیوع



شکل ۴- ژل الکتروفورز شده محصولات واکنش زنجیره پلیمرز نیمه آشیانه ای بابزیا باجمینا. مارکر ۱۰۰ جفت بازی. چاهک های ۱-۲ و ۴: نمونه های مثبت تکثیر شده بابزیا باجمینا.

جدول ۱- میزان شیوع ملکولی بابزیا بایجمینا و بابزیا بوویس بر حسب برخی عوامل خطر درگاوهایی استان لرستان.

باززیا بوویس			باززیا بایجمینا			گاوهای آزمایش شده	گروه	متغیر
٪ <sup>۲</sup> -درجه آزادی P-value	درصد	تعداد مثبت	٪ <sup>۲</sup> -درجه آزادی P-value	درصد	تعداد مثبت			
-	۱۹/۴	۵۰	-	۱۷/۸	۴۶	۲۵۸	گاو	کل
۱-۰/۵۸۱	۲۱/۲	۲۸	۱-۲/۲۴۴	۱۲/۶	۱۸	۱۳۲	کوهستانی	اقلیم
۰/۴۴۶	۱۷/۵	۲۲	۰/۰۷۲	۲۲/۲	۲۸	۱۲۶	جلگه‌ای	
۳/۴۸۶	۲۳/۳	۳۴	۲-۲/۲۷۱	۱۹/۲	۲۸	۱۴۶	≥۱۵۰۰	ارتفاع از سطح دریا (متر)
۲	۱۵/۴	۱۲	۰/۳۲۱	۱۲/۸	۱۰	۷۸	۱۵۰۰-۱۰۰۰	
۰/۱۷۵	۱۱/۸	۴	۱-۰/۸۶۸	۲۲/۵	۸	۳۴	≤۱۰۰۰	
۱-۱۹/۲۰۲	۱۵/۲	۳۴	۰/۳۵۱	۱۷	۳۸	۲۲۴	۴۸-۵۰	طول جغرافیایی (درجه)
<۰/۰۰۱*	۴۷/۱	۱۶	۲-۵/۱۸۲	۲۲/۵	۸	۳۴	≤۴۷	
۲۲/۴۴۱	۴۷/۱	۱۶	۰/۰۷۵	۲۲/۵	۸	۳۴	≥۳۶	عرض جغرافیایی (درجه)
۲	۰/۰۰۰	۰	۱-۰/۲۸۲	۰	۰	۲۰	۳۴-۳۵	
<۰/۰۰۱*	۱۶/۷	۳۴	۰/۵۹۵	۱۸/۶	۳۸	۲۰۴	۳۲-۳۳	
۱-۱۷/۸۸۷	۱۳/۴	۲۶	۱-۰/۸۶۸	۱۸/۶	۳۶	۱۹۴	نیمه صنعتی	نوع دامداری از نظر مدیریت
<۰/۰۰۱*	۳۷/۵	۲۴	۰/۳۵۱	۱۵/۶	۱۰	۶۴	سنتی	
۱-۱۹/۲۰۲	۴۷/۱	۱۶	۱-۰/۸۶۸	۲۲/۵	۸	۳۴	چرای آزاد	نحوه تغذیه
<۰/۰۰۱*	۱۵/۲	۳۴	۰/۳۵۱	۱۷	۳۸	۲۲۴	داخل دامداری	
۱-۱۷/۸۸۷	۱۳/۴	۲۶	۱-۰/۸۶۸	۱۸/۶	۳۶	۱۹۴	خوب	سطح بهداشت دامداری
<۰/۰۰۱*	۳۷/۵	۲۴	۰/۳۵۱	۱۵/۶	۱۰	۶۴	پایین	
۱-۱۹/۲۰۲	۱۵/۲	۳۴	۱-۰/۸۶۸	۱۷	۳۸	۲۲۴	خیر	حضور کتله روی بدن دام
<۰/۰۰۱*	۴۷/۱	۱۶	۰/۳۵۱	۲۲/۵	۸	۳۴	بله	
۱-۱۹/۲۰۲	۴۷/۱	۱۶	۱-۰/۲۸۲	۲۲/۵	۸	۳۴	خیر	سم پاشی در فصول تکثیر کتله
<۰/۰۰۱*	۱۵/۲	۳۴	۰/۵۹۵	۱۷	۳۸	۲۲۴	بله	
۱-۱۹/۲۰۲	۴۷/۱	۱۶	۱-۰/۸۶۸	۲۲/۵	۸	۳۴	≥۱ کیلومتر	فاصله با دامداری‌های دیگر
<۰/۰۰۱*	۱۵/۲	۳۴	۰/۳۵۱	۱۷	۳۸	۲۲۴	<۱ کیلومتر	
۱-۱۹/۲۰۲	۱۵/۲	۳۴	۱-۰/۸۶۸	۱۷	۳۸	۲۲۴	خیر	تماس با نشخوارکنندگان وحشی
<۰/۰۰۱*	۴۷/۱	۱۶	۰/۳۵۱	۲۲/۵	۸	۳۴	بله	
۱-۲/۲۳۴	۲۲/۶	۳۸	۱-۴/۲۵۸	۲۱/۴	۳۶	۱۶۸	بالا	تراکم در دامداری
۰/۰۷۲	۱۳/۳	۱۲	۰/۰۳۹°	۱۱/۱	۱۰	۹۰	معمولی	

اصفهان ۴٪ گزارش شده است (۲۰). ولی در بررسی‌های ملوکولی انجام شده در گاوهای شهرهای تنکابن، رامسر، تربت‌جام، یزد و اصفهان نمونه‌هایی اخذ شده از نظر جنس بابزیا منفی بودند (۸، ۲۵). در منطقه آسیا فراوانی نسبی بابزیا بوویس در پاکستان ۱۸٪ و در سوریه ۱۵/۴۶٪ است که با تحقیق حاضر هم‌خوانی دارند ولی فراوانی نسبی گزارش شده بابزیا بوویس در تایلند (۳۸/۹٪) و پنجاب هند (۳۰/۳۹٪) بیشتر و در چین (۹/۳٪) کمتر از فراوانی تحقیق حاضر (۱۹/۴٪) است (۴، ۷، ۲۴، ۳۷، ۳۸). شیوع فراوانی نسبی گزارش شده بابزیا باجمینا در کشورهای پاکستان (۱۱٪)، سوریه (۹/۱۸٪) تایلند (۵/۳٪) و ترکیه (۹٪) کمتر و در چین (۲۰/۷٪) تقریباً همسان با مطالعه حاضر (۱۷/۸٪) است که نشانه گسترش این گونه در این کشور می‌باشد (۴، ۷، ۲۴، ۳۷، ۳۸). تفاوت مشخص در شیوع گونه‌های بابزیا در مناطق و کشورهای متفاوت ناشی از تنوع گسترش گونه‌های ناقل بابزیا، تفاوت اکولوژیکی، نوع آب‌وهوا، مدیریت گاوداری، مقاومت کنه‌ها به سموم، زمان نمونه‌گیری، جمعیت تحت مطالعه و حساسیت و ویژگی آزمون‌های انتخابی دارد (۳۰). در این مطالعه نوع دامداری و تراکم دام در دامداری به‌عنوان عامل خطر ابتلای گاوها به بابزیا بوویس شناخته شدند. در دیگر منابع نیز از مدیریت دامداری و تراکم گله به‌عنوان فاکتورهای خطر شیوع انگل بابزیا نام برده شده است (۹، ۱۸). بعلت عدم رعایت بسیاری از مسائل مدیریتی و بهداشتی و عدم مبارزه با ناقلین بند پا انتظار می‌رود که درصد شیوع بیماری‌های دامی و خصوصاً بیماری‌های منتقله از کنه در دامداری‌های سنتی به مراتب بیشتر از دامداری‌های نیم صنعتی باشد. در مطالعه انجام شده در اصفهان نشان داده شده است که با توجه به عدم سمپاشی در دامداری‌های سنتی، در اواسط بهار حضور کنه بر روی بدن گاوها افزایش می‌یابد و در تابستان به اوج خود می‌رسد و در پاییز از تراکم حضور کنه بر روی بدن دام کاسته می‌شود؛ بنابراین با توجه به انتقال

نسبتاً پایین بابزیا در مقایسه با مطالعه حاضر را گزارش کرده‌اند. حساسیت آزمون میکروسکوپی در مقایسه با آزمون ملوکولی بسیار پایین‌تر است بطوری که در تحقیق حساسیت آزمون میکروسکوپی (مشاهده ۵۰ فیلد میکروسکوپی) در مقایسه با آزمون ملوکولی در تشخیص تیلریا ۵۷٪ محاسبه شده بود (۲۶) که نتایج این تحقیق نشان‌دهنده حساسیت بالای آزمون ملوکولی نسبت به آزمون میکروسکوپی می‌باشد. در این تحقیق در واکنش زنجیره پلیمرز و زنجیره پلیمرز-نیمه آشیانه‌ای اختصاصی آلودگی نمونه‌های گاو از نظر بابزیا باجمینا و بابزیا بوویس به ترتیب ۱۷/۸ و ۱۹/۴ درصد تشخیص داده شد. در یک تحقیق در استان آذربایجان غربی گونه‌های بابزیا در گاو با روش واکنش زنجیره پلیمرز شناسایی شده‌اند که فراوانی نسبی بابزیا باجمینا و بابزیا بوویس در این تحقیق به ترتیب ۰/۶۷٪ و ۸/۲٪ بود که میزان شیوع در مقایسه با تحقیق حاضر بسیار پایین‌تر است (۳۱). در مطالعه ملوکولی گونه‌های بابزیا در گاوهای استان مازندران آلودگی نمونه‌های گاو از نظر بابزیا باجمینا و بابزیا بوویس به ترتیب ۳۳/۳۳٪ و ۲۸/۶٪ تعیین گردید (۳۹). همچنین در بررسی شیوع انگل‌های خونی بابزیا بوویس و بابزیا باجمینا در گاوهای منطقه شمال غرب ایران به روش مولوکولی شیوع آلودگی به بابزیا بوویس و بابزیا باجمینا در گاوهای تحت آزمایش به ترتیب ۲۴/۸٪ درصد و ۱/۳٪ ارزیابی شد (۱۳). دو تحقیق اخیر در استان‌های مازندران و شمال غرب ایران (آذربایجان شرقی و غربی) با تحقیق حاضر هم‌خوانی دارند. در این بررسی‌ها نیز از روش واکنش زنجیره پلیمرز-نیمه آشیانه‌ای جهت شناسایی گونه استفاده شده است که حساسیت و ویژگی بالاتری نسبت به واکنش زنجیره پلیمرز به تنهایی دارد (۲۳). در تحقیقات ملوکولی دیگر انجام شده در ایران به شناسایی جنس بابزیا در گاو بسنده شده است و فراوانی جنس بابزیا در چهارمحال و بختیاری ۷٪ و

ادامه جدول ۱- میزان شیوع ملوکولی بابزیا باجمینا و بابزیا بوویس بر حسب برخی عوامل خطر در گاوهای استان لرستان.

متغیر	گروه	گاوهای آزمایش شده	باززیا باجمینا			باززیا بوویس		
			تعداد مثبت	درصد	χ <sup>۲</sup> - درجه آزادی P-value	تعداد مثبت	درصد	χ <sup>۲</sup> - درجه آزادی P-value
نژاد دام	دورگ	۲۱۶	۳۸	۱۷/۶	۱-۰/۰۵۱	۳۴	۱۵/۷	۱-۱۱/۲۴۷
	بومی	۴۲	۸	۱۹	۰/۸۲۲	۱۶	۳۸/۱	<۰/۰۰۱*
سن	۱-۳ سال	۱۵۶	۲۴	۱۵/۴	۱-۱/۶۱۰	۲۸	۱۷/۹	۱-۰/۵۱۷
	≤۳ سال	۱۰۲	۲۲	۲۱/۶	۰/۲۰۵	۲۲	۲۱/۶	۰/۴۷۲
جنس	ماده	۲۳۰	۴۰	۱۷/۴	۱-۰/۲۷۸	۵۰	۲۱/۷	۱-۷/۵۵۰
	نر	۲۸	۶	۲۱/۶	۰/۵۹۸	۰	۰	۰/۰۰۶*

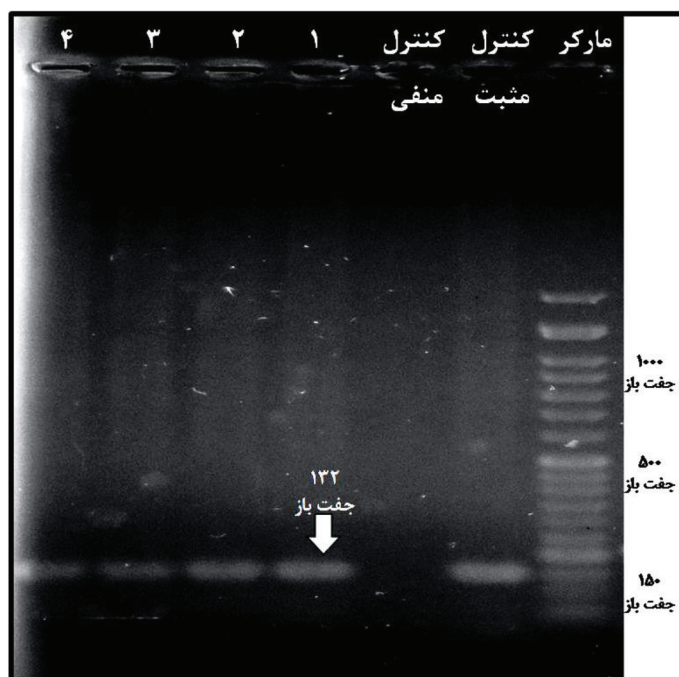


تراکم دام در جایگاه باعث رقابت بیشتر در تغذیه و استراحت دام شده و استرس افزایش می‌یابد و در نتیجه ایمنی دام در برابر بیماری‌ها مخصوصاً بیماری‌های منتقله از کنه کاهش می‌یابد. از طرفی رعایت موازین بهداشتی و مبارزه با ناقلین بند پا نیز در این دامداری‌ها چالش مهمی است که معمولاً از عهده دامدار سنتی خارج می‌باشد (۲۲).

### نتیجه‌گیری کلی

نتیجه کلی این تحقیق نشان می‌دهد که اگرچه تظاهرات بالینی ناشی از بابزیا بایجمینا و بابزیا بوویس در استان لرستان نادر است (نبود تظاهرات بالینی می‌تواند ناشی از سویه انگل یا مقاومت ذاتی گاو باشد) ولی میزان شیوع این دو گونه نسبت به یافته‌های دیگر استان‌ها و برخی از کشورهای اطراف ایران بالا است که دام‌های حامل می‌توانند خطر بالقوه انتقال عامل بیماری به کنه‌های ناقل و انتشار بیماری در دام‌های حساس باشند. نوع دامداری و تراکم دام در دامداری به‌عنوان عوامل خطر در این فراوانی مؤثر می‌باشند. جهت کاهش شیوع عامل بیماری، توجه بیشتر به اقدامات بهداشتی و کنترلی لازم است. افزایش آگاهی در گاوداران سنتی (در مورد چرخه زندگی کنه‌ها، فعالیت فصلی و بیماری‌های منتقله از طریق کنه) یک روش مؤثر و ساده برای کنترل عوامل منتقله از طریق کنه در مدت زمان کوتاه است. در حال حاضر رویکرد کنترلی در برابر بابزیوزیس در گاوهای ایران وجود ندارد زیرا اطلاعات مربوط

بابزیا بوویس از طریق کنه، ارتباط فراوانی عامل بیماری با نوع دامداری در استان لرستان دور از ذهن نیست (۲۷). عدم رعایت اصول بهداشتی در گاوداری‌های سنتی نه تنها بر سلامت گاو تأثیر می‌گذارد، بلکه به بقای ناقلین کنه‌ای نیز کمک می‌کند. اکثر دامداری‌ها با شرایط بهداشتی نامناسب دارای ساختمان‌های قدیمی هستند و کنه‌ها قادر به پنهان شدن در شکاف‌های ایجاد شده در این ساختمان‌ها می‌باشند. شعله دادن یا سموم کنه‌کش نیز نمی‌توانند به عمق این شکاف‌ها برسند و این شکاف‌ها محل امنی برای پنهان شدن و تخم‌ریزی کنه‌ها می‌باشند. در دامداری‌های سنتی پوشاندن دیوارهای خشتی با سیمان و تخریب زیستگاه کنه‌ها با پر کردن شکاف‌ها و پوشاندن درزه‌ها به کاهش تعداد کنه و عفونت‌های منتقله از طریق کنه کمک می‌کند. علاوه بر این، گاوداری‌های سنتی با شرایط بهداشتی نامناسب می‌توانند مستعد هجوم جوندگان باشند زیرا این دامداری‌ها پناهگاه، آب و غذا را برای جوندگان فراهم می‌کنند. علاوه بر خسارات اقتصادی، این جوندگان ممکن است عوامل بیماری‌زا را به طور مستقیم یا غیرمستقیم توسط انگل‌های خارجی خود منتقل کنند. جوندگان میزبان اصلی کنه‌ها، به ویژه در مراحل رشد (پوره و لارو) هستند و نقش مخزنی بالقوه برای انگل‌های خونی منتقله از کنه دارند (۲). نتایج این تحقیق با تحقیقات انجام شده در گاوداری‌های اتیوپی، پاکستان، تایلند و برزیل که فراوانی بابزیا با حضور کنه در دامداری‌های سنتی در ارتباط بود مطابقت دارد (۱، ۳، ۱۱، ۱۸).



شکل ۵- ژل الکتروفورز شده محصولات واکنش زنجیره پلیمراز نیمه آشیانه‌ای بابزیا بوویس. مارکر ۵۰ جفت بازی. چاهک‌های ۱-۴: نمونه‌های مثبت تکثیر شده بابزیا بوویس.

328-336.

4- Bhat, S., H. Singh, N. Singh and S. Rath. 2015. Molecular detection of *Babesia bigemina* infection in apparently healthy cattle of central plain zone of Punjab. *Journal of Parasitic Diseases* 39: 649-653.

5- Bloch, E. M., T. H. Lee, P. J. Krause, S. R. Telford III, L. Montalvo, D. Chafets, S. Usmani-Brown, T. J. Lepore and M. P. Busch. 2013. Development of a real time polymerase chain reaction assay for sensitive detection and quantitation of *Babesia microti* infection. *Transfusion* 53: 2299-2306.

6- Bock, R., L. Jackson, A. De Vos and W. Jorgensen. 2004. Babesiosis of cattle. *Parasitology* 129: S247-S269.

7- Chaudhry, Z., M. Suleman, M. Younus and A. Aslim. 2010. Molecular detection of *Babesia bigemina* and *Babesia bovis* in cross-bred carrier cattle through PCR. *Pakistan Journal of Zoology* 42.

8- Cheshti, B., G. Razmi and A. Naghibi. 2013. A comparative study on haemoprotozoa infection in apparently healthy cattle in different geographical areas of Iran using PCR method.

9- Dantas-Torres, F., L. C. Alves and G. Uilenberg. Section. 2017. Babesiosis. 347-354. *Arthropod Borne Diseases*. Springer;

10- Fakhar, M., A. Hajihassani, S. Maroufi, H. Alizadeh, H. Shirzad, F. Piri and A. S. Pagheh. 2012. An epidemiological survey on bovine and ovine babesiosis in Kurdistan Province, western Iran. *Tropical Animal Health and Production* 44: 319-322.

11- Farooqi, S. H., M. Ijaz, M. I. Rashid, A. I. Aqib, Z. Ahmad, M. H. Saleem, K. Hussain, S. Islam, H. Naeem and A. Khan. 2017. Molecular epidemiology of *Babesia bovis* in bovine of Khyber Pakhtunkhwa, Pakistan. *Pak Vet J* 37: 275-280.

به اپیدمیولوژی، اکولوژی، بیماری‌شناسی، علائم بالینی و انگل‌شناسی این بیماری محدود است. بابزیوزیس اغلب به دلیل شیوع پایین یا تظاهرات بالینی مشترک با دیگر بیماری‌ها مورد توجه دامپزشکان قرار نمی‌گیرد، ولی دام‌های درگیر، ناقل باقی می‌مانند. بابزیوزیس انسانی ناشی از بابزیا بوویس هنوز در ایران شناسایی یا تأیید نشده است. که می‌تواند به دلیل شباهت تظاهرات بالینی بیماری با سایر بیماری‌های تب‌دار انسان باشد. تحقیق در خصوص شناسایی کنه‌های ناقل، حیوانات مخزن و پتانسیل مشترک بودن عوامل بیماری بین دام و انسان در منطقه ضروری بنظر می‌رسد.

### تشکر و قدردانی

بدین‌وسیله از مسئولین مرکز تحقیقات و آموزش کشاورزی و منابع طبیعی استان اصفهان که ما را در انجام این تحقیق یاری نمودند تقدیر و تشکر انجام می‌شود.

### منابع مورد استفاده

1- Abdela, N., N. Ibrahim and F. Begna. 2018. Prevalence, risk factors and vectors identification of bovine anaplasmosis and babesiosis in and around Jimma town, Southwestern Ethiopia. *Acta Tropica*. 177: 9-18.

2- Aktas, M. and S. Ozubek. 2015. Molecular and Parasitological survey of bovine piroplasms in the Black Sea region, including the first report of babesiosis associated with *Babesia divergens* in Turkey. *Journal of Medical Entomology*. 52: 1344-1350.

3- Amorim, L. S., A. A. Wenceslau, F. S. Carvalho, P. L. S. Carneiro and G. R. Albuquerque. 2014. Bovine babesiosis and anaplasmosis complex: diagnosis and evaluation of the risk factors from Bahia, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*. 23:

جدول ۲- فراوانی و عوامل خطر مرتبط با شیوع مولکولی بابزیا بوویس در گاوهای استان لرستان با استفاده از رگرسیون لجستیک چند متغیره.

P value	نسبت شانس تعدیل شده		موارد مثبت		تعداد گاو مورد آزمایش	گروه	متغیر
	فاصله اطمینان ۹۵ درصد حداقل-حداکثر	مقدار	درصد	تعداد			
-	-	۱	۱۳/۴	۲۶	۱۹۴	نیمه‌صنعتی*	نوع دامداری از نظر مدیریت
<۰/۰۰۰۱	۴/۷-۸۰/۹	۱۹/۶	۳۷/۵	۲۴	۶۴	سنتی	
-	-	۱	۲۲/۶	۳۸	۱۶۸	بالا*	تراکم در دامداری
۰/۰۰۳	۱/۷-۱۵/۶	۵/۲	۱۳/۳	۱۲	۹۰	معمولی	

\*گروه مرجع: گروهی که به علت دارا بودن بیش‌ترین تعداد نمونه در متغیر مربوطه، به عنوان پایه در نظر گرفته شده و دیگر گروه‌ها با آن مقایسه شده اند.

- 12- Georges, K., G. R. Loria, S. Riili, A. Greco, S. Caracappa, F. Jongejan and O. Sparagano. 2001. Detection of haemoparasites in cattle by reverse line blot hybridisation with a note on the distribution of ticks in Sicily. *Veterinary Parasitology*. 99: 273-286.
- 13- Ghadimipour, R., V. Noaman and M. Taghizadeh. 2020. Prevalence and risk factors of *Babesia bovis* and *Babesia bigemina* infection in cattle in northwestern Iran. *Veterinary Clinical Pathology*. 14: 155-168.
- 14- Gubbels, J., A. De Vos, M. Van der Weide, J. Viseras, L. Schouls, E. De Vries and F. Jongejan. 1999. Simultaneous Detection of Bovine *Theileria* and *Babesia* Species by Reverse Line Blot Hybridization. *Journal of Clinical Microbiology*. 37: 1782-1789.
- 15- Hashemi-Fesharki, R. and A. Amjadi. 1977. Outbreak of *Babesia bovis* infection in cattle and its control. *Archives of Razi Institute*. 29: 83-86.
- 16- Hussain, S., K. Ashraf, N. Anwar, M. Jamal, H. Naeem, N. Ahmad and A. Rahman. 2017. Diagnosis of *babesia bovis* infection in indigenous and crossbred cattle with comparison between conventional and molecular diagnostic techniques. *J Inf Mol Biol*. 5: 1-6.
- 17- Ibrahim, O., Z. Taha and S. Jassim. 2012. Prevalence of *Babesia bovis* in cattle in Tikreet city and its surroundings with hematological study. *Tikrit Journal of Pure Science*. 17: 32-34.
- 18- Jirapattharasate, C., P. F. A. Moumouni, S. Cao, A. Iguchi, M. Liu, G. Wang, M. Zhou, P. Vudriko, T. Changbunjong and S. Sungpradit. 2016. Molecular epidemiology of bovine *Babesia* spp. and *Theileria orientalis* parasites in beef cattle from northern and northeastern Thailand. *Parasitology International*. 65: 62-69.
- 19- Kalani, H., M. Fakhar and A. Pagheh. 2012. An overview on present situation babesiosis and theileriosis and their distribution of ticks in Iran. *Iranian Journal of Medical Microbiology*. 5: 59-71.
- 20- Khamesipour, F., A. Doosti, A. Koohi, M. Chehelgerdi, A. Mokhtari-Farsani and A. A. Chengula. 2015. Determination of the presence of *Babesia* DNA in blood samples of cattle, camel and sheep in Iran by PCR. *Arch Biol Sci Belgrade*. 63: 83-90.
- 21- Motavalli-Haghi, M., F. Etemadifar, M. Fakhar, S. H. Teshnizi, M. Soosaraei, A. Shokri, A. Hajihassani and H. Mashhadi. 2017. Status of babesiosis among domestic herbivores in Iran: A systematic review and meta-analysis. *Parasitology Research*. 116: 1101-1109.
- 22- Muhanguzi, D., E. Matovu and C. Waiswa. 2010. Prevalence and characterization of *Theileria* and *Babesia* species in cattle under different husbandry systems in western Uganda. *International Journal of Animal and Veterinary Advances*. 2: 51-58.
- 23- Nayel, M., K. M. El-Dakhly, M. Aboulaila, A. Elsify, H. Hassan, E. Ibrahim, A. Salama and T. Yanai. 2012. The use of different diagnostic tools for *Babesia* and *Theileria* parasites in cattle in Menofia, Egypt. *Parasitology Research*. 111: 1019-1024.
- 24- Niu, Q., Z. Liu, P. Yu, J. Yang, M. O. Abdallah, G. Guan, G. Liu, J. Luo and H. Yin. 2015. Genetic characterization and molecular survey of *Babesia bovis*, *Babesia bigemina* and *Babesia ovata* in cattle, dairy cattle and yaks in China. *Parasites & Vectors*. 8: 518.
- 25- Noaman, V. 2013. A molecular study on *Theileria* and *Babesia* in cattle from Isfahan province, Central Iran. *Journal of Parasitic Diseases*. 37: 208-210.
- 26- Noaman, V. 2014. Comparison of molecular and microscopic technique for detection of *Theileria* spp. in carrier cattle. *Journal of Parasitic Diseases*. 38: 64-67.
- 27- Noaman, V., M. Abdigoudarzi and A. Nabinejad. 2017. Abundance, diversity, and seasonal dynamics of hard ticks infesting cattle in Isfahan Province, Iran. *Archives of Razi Institute*. 72: 15-21.
- 28- Noaman, V., R. Ghadimipour and R. Nabavi. 2021. First report of *Babesia occultans* in two symptomatic cows in Iran. *Parasitology Research*. 120: 1915-1919.
- 29- Noaman, V., A. A. Jahangirnejad and A. Nabinejad. 2005. A study on prevalence and identification of *Babesia* spp. in immigrant and sheep & goats and nomadic people of Isfahan Province. *Pajouhesh – Va-sazandegi*. 67: 35-41 (In Persian).
- 30- OIE. Section. 2012. Bovine anaplasmosis, Section 2.4. Bovinae. 589-600. World Organization for Animal Health OIE terrestrial manual Paris, France.
- 31- Rajabi, S., B. Esmailnejad and M. Tavassoli. 2017. A molecular study on *Babesia* spp. in cattle and ticks in West-Azerbaijan province, Iran. *Veterinary Research Forum. Faculty of Veterinary Medicine, Urmia University, Urmia, Iran*. p. 299-306.
- 32- Ristic, I. and I. McIntyre. 2013. Diseases of Cattle in the Tropics: Economic and Zoonotic Relevance. illustrated ed. Springer Netherlands.
- 33- Romero-Salas, D., A. Mira, J. Mosqueda, Z. García-Vázquez, M. Hidalgo-Ruiz, N. A. O. Vela, A. A. P. de León, M. Florin-Christensen and L. Schnittger. 2016. Molecular and serological detection of *Babesia bovis*-and *Babesia bigemina*-infection in bovines and water buffaloes raised jointly in an endemic field. *Veterinary Parasitology*. 217: 101-107.
- 34- Schnittger, L., A. E. Rodriguez, M. Florin-Christensen and D. A. Morrison. 2012. *Babesia*: a world emerging. *Infection, Genetics and Evolution*. 12: 1788-1809.
- 35- Sevgili, M., A. Cakmak, A. Gokcen, M. G. Altas and G. Ergun. 2010. Prevalence of *Theileria annulata* and *Babesia bigemina* in cattle in the vicinity of Sanliurfa. *Journal of Animal and Veterinary Advances*. 9: 292-296.

- 36- Shayan, P. and S. Rahbari. 2005. Simultaneous differentiation between *Theileria* spp. and *Babesia* spp. on stained blood smear using PCR. *Parasitology Research* 97: 281-286.
- 37- Simking, P., N. Yatbantoong, N. Saetiew, S. Saengow, W. Yodsri, R. Chaiyarat, S. Wongnarkpet and S. Jittapalapong. 2014. Prevalence and risk factors of *Babesia* infections in cattle trespassing natural forest areas in Salakpra Wildlife Sanctuary, Kanchanaburi Province. *Journal of Tropical Medicine and Parasitology*. 37: 10-19.
- 38- Terkawi, M. A., H. Alhasan, N. X. Huyen, A. Sabagh, K. Awi-er, S. Cao, Y.-K. Goo, G. Aboge, N. Yokoyama and Y. Nishikawa. 2012. Molecular and serological prevalence of *Babesia bovis* and *Babesia bigemina* in cattle from central region of Syria. *Veterinary Parasitology*. 187: 307-311.
- 39- Vahedi Nouri, N. and V. Noaman. 2020. The molecular study of *babesia* species in the cattles of Mazandaran province. *Journal of Animal Biology*. 12: 81-90.
- 40- Yusuf, J. J., P. Jimma and T. Ethiopia. 2017. Review on Bovine Babesiosis and its Economical Importance. *J Vet Med Res*. 4: 1090.
- 41- Ziapour, S. P., B. Esfandiari and M. R. Youssefi. 2011. Study of the prevalence of babesiosis in domesticated animals with suspected signs in Mazandaran province, north of Iran, during 2008. *Journal of Animal and Veterinary Advances*. 10: 712-714.

